Faunitaxys

Revue de Faunistique, Taxonomie et Systématique morphologique et moléculaire

Volume 13
Numéro 15

Mars 2025

ISSN (Print) : 2269 - 6016
ISSN (Online) : 2970 - 4960
Dépôt légal : Mars 2025

Faunitaxys

Revue de Faunistique, Taxonomie et Systématique morphologique et moléculaire

ZooBank : https://zoobank.org/79A36B2E-F645-4F9A-AE2B-ED32CE6771CC

Directeur de la publication, rédacteur, conception graphique et PAO:
Lionel Delaunay

Cette revue ne peut pas être vendue
Elle est distribuée par échange aux institutions (version papier)
et sur simple demande aux particuliers (format PDF)
à l'adresse suivante:

AFCFF (Association française de Cartographie de la Faune et de la Flore)
28, rue Voltaire, F- 42100 Saint Etienne
E-mail: faunitaxys.journal@gmail.com

Elle est disponible librement au téléchargement à partir du site:

https://faunitaxys.fr/

La parution de *Faunitaxys* est apériodique

Faunitaxys est indexé dans / ***Faunitaxys*** is indexed in:
- Zoological Record
Articles and nomenclatural novelties are referenced by:
- ZooBank (https://zoobank.org)
Online Archives:
- HAL (https://hal.archives-ouvertes.fr)
- Internet Archive (https://archive.org/details/faunitaxys)

Imprimée sur les presses de SPEED COPIE, 6, rue Tréfilerie, F- 42100 Saint-Etienne

Imprimé le 13 03 2025

A propos de quelques Hemilophini nouveaux ou peu connus (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae)

ALAIN AUDUREAU

69 Rue du Tamarin, 85270 Saint Hilaire de Riez, France. - E-mail : golofa@golofa.fr
- ZooBank : https://zoobank.org/DD42322E-7BE3-4F4D-BC72-1A225174E712 - Orcid : https://orcid.org/00000-0001-8876-0933

Mots-clés :

Coleoptera ;
Cerambycidae ;
Lamiinae ;
Hemilophini ;
Quirimbaua ;
Pseudotacocha ;
Adesmus ;
taxonomie ;
description ;
espèce nouvelle ;
région néotropicale.

Résumé. – Trois nouvelles espèces d'Hemilophini sont décrites : *Quirimbaua peruviensis* **n**. **sp**. from Peru, *Pseudotacocha lacordairei* **n**. **sp**. from Mexico and *Adesmus giuglarisi* **n**. **sp**. de Guyane française. De nouveaux enregistrements d'État sont fournis pour *Adesmus albiventris* (Bates, 1881) (Ecuador), *Adesmus nevisi* (Gounelle, 1909) (Paraguay), *Amapanesia exotica* Martins & Galileo, 1991 (Peru), *Hilaroleopsis dimidiata* (Bates, 1881) (Panama), *Isomerida ruficornis* Bates, 1866 (Peru), *Olivensa mimula* Lane, 1965 (Peru), *Phoebe alba* Martins & Galileo, 2004 (Peru), *Phoebe albaria* (Bates,1872) (Peru), *Purusia acreana* Lane,1956 (Peru), *Purusiella wappesi* Martins & Galileo, 2004 (Peru), *Tabatinga x-littera* Lane, 1966 (Peru) et *Zeale scalaris* Pascoe, 1866 (Venezuela).

Audureau A., 2025. – A propos de quelques Hemilophini nouveaux ou peu connus (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae). *Faunitaxys*, 13(15): 1 – 6.

DOI: https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(15)

ZooBank: https://zoobank.org/6232D270-6180-40EF-B85D-07BDC23BED2A

Received: 20/01/2025 – *Revised*: 22/02/2025 – *Accepted*: 23/02/2025

Introduction

Dans la zone néotropicale, la tribu des Hemilophini compte 131 genres, près de 572 espèces et 2 sous-espèces (Tavakilian & Chevilotte, 2024). Dans cet article, il est proposé la description de trois nouvelles espèces d'Hemilophini provenant du Pérou, du Mexique et de Guyane française. Les travaux de Martins & Galileo (2014a ; 2014b) ont permis d'obtenir le niveau générique.
Les holotypes de *Quirimbaua peruviensis* **n**. **sp**. et *Adesmus giuglarisi* **n**. **sp**. seront déposés au Museum National d'Histoire Naturelle de Paris (MNHN) ; l'holotype de *Pseudotacocha lacordairei* **n**. **sp**. sera déposé à l'Institut Royal des Sciences Naturelles de Bruxelles (IRSNB).

Les paratypes seront placés dans les collections suivantes :
AACP – Alain Audureau collection privée, Saint Hilaire de Riez, France
JLGC – Jean Louis Giuglaris collection, Matoury, Guyane française
OMCP – Odette Morvan collection privée, Guyane française
PCCP – Philippe Carvalho collection privée, Paris, France.

De nouvelles données de localisation sont également fournies.
Les photographies ont été réalisées à l'aide d'un boîtier Canon EOS 7D et d'un objectif Canon Macro Lens EF 100mm f/2,8 contrôlé avec Helicon focus.

Hemilophini Thomson, 1868

Quirimbaua Martins & Galileo, 2004

Espèce-type : *Quirimbaua castroi* Martins & Galileo, 2004.

Ce genre ne comporte qu'une seule espèce décrite d'Equateur (Monné, 2024). Une nouvelle espèce originaire du Pérou est ajoutée.

***Quirimbaua peruviensis* sp. nov.**

(Fig. 1-3)

ZooBank : https://zoobank.org/C71DE90C-9054-4052-85B6-0F0C4C5160A3

Holotype, ♀, **Pérou**, *Huánuco dept*., Leoncio Prado prov., env. Tingo Maria X.2005, local collector (MNHN).

Description de l'holotype

Coloration. – Espèce robuste, jaune-orangé au niveau du pronotum, des élytres, de l'abdomen, de la partie centrale du thorax et de la base des joues. La tête, les antennes, les pattes et la partie latérale du thorax sont noires. En avant du pronotum, deux taches noires sont présentes de part et d'autre de la ligne médiane.

Tête. – Le front est plat, quadrangulaire, très finement ponctué, presque glabre dans sa partie antérieure ; le reste de la tête est recouvert d'une courte pilosité noire. L'apex des mandibules est pointu. Le bord antérieur du clypeus est droit ; en arrière de ce dernier démarre un sillon médian longitudinal qui s'étend jusqu'au niveau du bord antérieur du pronotum. Ce sillon est interrompu au niveau des lobes oculaires supérieurs pour former une faible dépression parcourue par une fine crête lisse. En avant de cette dépression, une petite touffe de soies à direction antérieure est présente. Les apophyses antennaires sont peu développées. Les antennes de 11 articles atteignent le tiers apical des élytres. Le scape est sans cicatrice. L'antennomère III mesure presque le double de la longueur du scape. L'antennomère IV mesure la moitié du III. Les antennomères suivants diminuent en taille en direction apicale. Les antennomères sont recouverts d'une fine pilosité noire, ils présentent également un petite frange pilosité droite sur leur face interne. Les yeux finement facettés ne sont pas divisés. Les lobes oculaires supérieurs sont séparés par une distance égale à deux fois la largeur d'un lobe. Les lobes oculaires inférieurs occupent les 2/3 de la gena.

Thorax. – Le pronotum est presque cylindrique, légèrement plus large que long, avec au milieu un petit tubercule aplati. Les faces latérales présentent chacune une légère gibbosité arrondie, soulignée par une petite constriction

Reviewer :
Antonio Santos-Silva (*Museu de Zoologia, Universidade de São Paulo, Brazil*)
- ZooBank: https://zoobank.org/726E502C-0712-4EB7-8737-63D881C96B39 - Orcid: : https://orcid.org/0000-0001-7128-1418

This is an open access article under the terms of the Creative Commons Attribution-NonCommercial-NoDerivs License, which permits use and distribution in any medium, provided the original work is properly cited, the use is non-commercial and no modifications or adaptations are made.
Copyright 2025. The Authors. *Faunitaxys* published by Lionel Delaunay on behalf of the AFCFF (Association française de Cartographie de la Faune et de la Flore).

antérieure et postérieure. Le processus pro-sternal jaune est étroit entre les coxa, il s'élargit vers l'arrière. Il est bordé d'un fin rebord. Le processus méso-sternal est trois fois plus large que le processus pro-sternal. Il est recouvert d'une forte pilosité jaune. Son bord postérieur est arrondi. Le scutellum est triangulaire, d'un jaune orangé plus soutenu, il est bordé d'une frange de soies noires dressées.

Elytres. – Les élytres sont plus larges que le pronotum. Leurs bords sont droits. La largeur des élytres diminue au niveau apical. Un léger sillon juxta huméral est présent. La partie supérieure des élytres est très finement ponctuée, à l'exception de la partie basale où les ponctuations sont plus visibles. L'apex des élytres est arrondi. La surface est recouverte de fines soies jaunes couchées, à l'exception de la partie basale où les soies formes de petites touffes dressées. L'abdomen formé de 5 ventrites est arrondi ; le dernier ventrite est légèrement échancré.

Pattes. – Fémurs droits. Tibias linéaires, parcourus par de longues soies dressées.

Mâle. – Inconnu.

Dimensions (mm). – Holotype. Longueur totale, 15 mm ; largeur bihumérale, 5 mm.

Derivatio nominis. – Cette espèce est dénommée en fonction du pays de collecte.

Discussion. – Cette espèce est voisine de *Quirimbaua castroi* Martins & Galileo, 2004. Elle en diffère par la couleur jaune qui occupe la totalité des élytres et l'absence de la tache noire pronotale laquelle est remplacée par deux petites taches.

Pseudotacocha Martins & Galileo, 2012

Espèce-type : *Pseudotacocha magnifica* Martins & Galileo, 2012 (par monotypie).

Ce genre ne comprend que l'espèce-type originaire du Pérou (Monné, 2024). Une seconde espèce provenant du Mexique est ajoutée.

Pseudotacocha lacordairei **sp**. **nov**.

(Fig. 4-9)

ZooBank : https://zoobank.org/5796B714-3E44-4731-9BE7-836CF837ED95

Holotype, ♀, **Mexique**, sans date, ex.coll. Lacordaire (IRSNB).

Description de l'holotype

Coloration. – Espèce au tégument brun rouge revêtu au niveau du pronotum et des élytres d'une couche tomenteuse de soies très serrées blanc-crayeux qui obstrue le tégument, à l'exception d'une ligne centrale longitudinale au niveau du pronotum. Le spécimen très ancien montre çà et là des pertes de tomentum. Le reste de la surface de cette espèce est recouverte d'une pubescence peu dense de soies blanches.

Tête. – Le front est plat, quadrangulaire, grossièrement ponctué. Le bord antérieur du clypeus est concave ; en arrière de ce dernier démarre un sillon médian longitudinal qui s'étend jusqu'au niveau du bord antérieur du pronotum. Le front se prolonge au niveau des extrémités supérieures latérales jusqu'à l'insertion des antennes. Les apophyses antennaires sont quasi-inexistantes. Les antennes de 11 articles dépassent l'apex élytral. Ce dernier se situe au niveau de l'apex de l'antennomère IX. Le scape cylindrique est sans cicatrice. L'antennomère III mesure presque le double de la longueur du scape. L'antennomère IV mesure la moitié du III. Les antennomères suivants diminuent en taille en direction apicale. Les antennomères sont recouverts d'une très fine pilosité blanche peu dense. A l'apex de chaque antennomère, une petite touffe de quelques soies érigées à direction externe est présente. La face interne des antennomères montre également une frange de petites soies dressées. Les yeux ne sont pas divisés. Les lobes oculaires supérieurs sont formés d'une dizaine de rangées d'ommatidies. Ces lobes sont séparés par une distance égale à la largeur d'un lobe. Les lobes oculaires inférieurs sont gros, ils occupent les 2/3 de la gena.

Thorax. – Le pronotum, régulièrement convexe, est aussi large que long. Il présente une constriction basale. Il n'y a pas de constriction apicale. Les faces latérales montrent une petite gibbosité. Quelques rares soies noires érigées traversent la couche tomenteuse. Le prothorax est plat, l'apophyse pro-sternale étroite s'insinue entre les coxae pour s'élargir en arrière de ces derniers. Le mésothorax est également recouvert d'une pubescence blanche. L'apophyse méso-sternale est beaucoup plus large, ses bords sont parallèles, elle se termine par une petite échancrure. Le scutellum est presque rectangulaire. Parsemé de quelques soies blanches à direction distale, il est bordé par une frange de soies également blanches à direction centrifuge.

Elytres. – Les élytres sont plus larges que le pronotum. Leurs bords sont droits. La largeur des élytres diminue au niveau apical. L'apex se termine par une courte épine latérale. Les bords sont marqués par une double carène : une première bien évidente qui s'étend de la zone humérale pour s'estomper peu avant l'apex ; une seconde moins visible, entre la première carène et le bord latéral de l'élytre. Un léger sillon juxta huméral est présent. L'abdomen est arrondi, il est formé de 5 ventrites recouverts d'une pilosité blanche ; le dernier ventrite est légèrement échancré.

Pattes. – Fémurs droits. Tibias linéaires, parcourus par de longues soies dressées. Le dernier article des tarses présente des ongles bifides de longueur égale.

Mâle. – Inconnu.

Dimensions (mm). – Holotype. Longueur totale, 16 mm ; largeur bihumérale, 4,3 mm.

Derivatio nominis. – Cette espèce est dédiée à Jean Théodore Lacordaire, entomologiste et voyageur. Il fut ensuite Professeur de zoologie à Liège (Belgique) ; ce spécimen, qu'il avait placé au sein des Hemilophini, provient de sa collection.

Discussion. – Cette espèce rappelle les genres *Phoebe* ou *Adesmus*. C'est dans le genre *Amphyonycha* Dejean que Lacordaire vers 1860, puis Aurivillius en 1919 avaient placé cette espèce. Le genre *Amphyonycha* fut ensuite mis en synonymie avec *Adesmus* par Aurivillius,1923. Néanmoins, en raison de la seconde carène, cette nouvelle espèce ne peut être placée ni dans le genre *Adesmus*, ni dans le genre *Phoebe*. Seul le nouveau genre *Pseudotacocha* peut renfermer cette dernière. *Pseudotacocha lacordairei* **n**. **sp**. se distingue de *P. magnifica* Martins et Galileo, 2012 par la bande plus étroite au centre du pronotum et par la présence d'une zone tomenteuse sur toute la surface élytrale.

Adesmus Lepeletier & Audinet-Serville, 1825

Espèce-type : *Saperda Hemispila* Germar, 1821 (par monotypie).

Ce genre comporte 69 espèces dont cinq se trouvent en Guyane française : *Adesmus diana* (Thomson, 1860), *A. dignus* Melzer, 1931, *A. divus* (Chabrillac, 1857), *A. monnei* Galileo & Martins, 2009 et *A. turrialba* Galileo & Martins, 1999 (Tavakilian & Chevilotte, 2024). Une sixième espèce est ajoutée.

Adesmus giuglarisi **sp**. **nov**.

(Fig. 10-12)

ZooBank : https://zoobank.org/047C1236-0B37-4E97-9BD7-CA294D852F68

Holotype, ♂, **Guyane française,** *Matiti*, piège à vitre, IX.2022, Jean-louis Giuglaris leg. (MNHN).

Paratypes (**8** ♂, **2**♀)

Guyane française

- **1** ♂, Route de Kaw, PK40, *piège malaise*, 09.IX.2004, Odette Morvan leg. (OMCP)
- **1** ♂, Route de Kaw, PK36, *piège malaise*, 08.VIII.2008, Jean-Aimé Cerda leg. (OMCP)
- **1** ♂, Route de Kaw, PK36, *piège malaise*, 15.IX.2009, Jean-Aimé Cerda leg. (OMCP)
- **1** ♂, Route de Kaw, PK37, *piège malaise*, 10.VIII.2008, Philippe Carvalho leg. (PCCP)

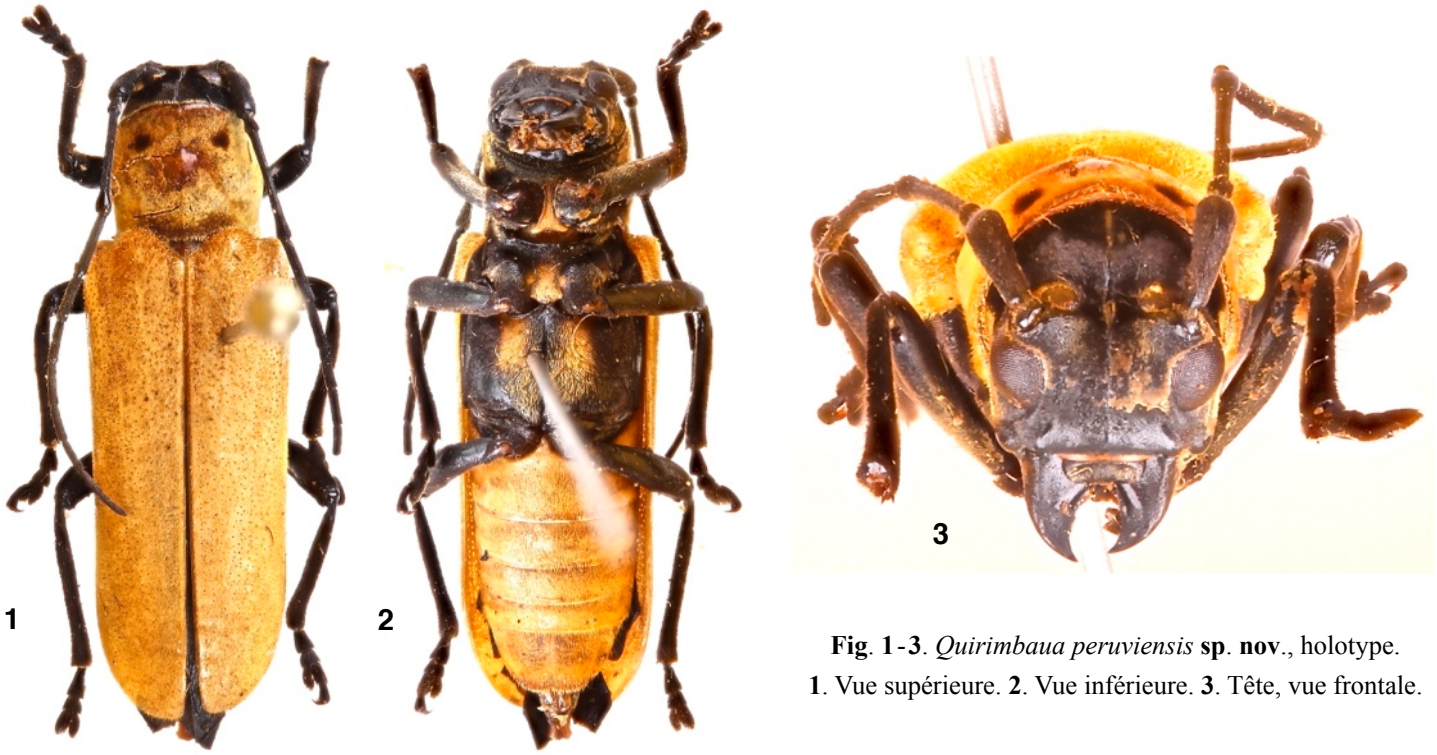

Fig. **1**-**3**. *Quirimbaua peruviensis* **sp**. **nov**., holotype.
1. Vue supérieure. **2**. Vue inférieure. **3**. Tête, vue frontale.

Fig. **4**-**9**. *Pseudotacocha lacordairei* **sp**. **nov**., holotype.
4. Vue supérieure. **5**. Vue inférieure. **6**. Vue latérale. **7**. Tête, vue frontale. **8**. Griffe antérieure gauche. **9**. Etiquettes.

- **1** ♂, Pt. Kapiri, RN2, PK125, *piège vitre*, 02.VIII.2008, Jean Louis Giuglaris leg. (JLGC)
- **1** ♂, Pt. Kapiri, RN2, PK125, *piège vitre*, 18.VIII.2008, Jean Louis Giuglaris leg. (JLGC)
- **1** ♂, Z.A.Wayabo, Matiti, *piège vitre*, 20.VIII.2012, Jean Louis Giuglaris leg. (JLGC)
- **1** ♂, Z.A.Wayabo, Matiti, *piège interception*, 15.VIII.2008. Jean Louis Giuglaris leg. (AACP)
- **1** ♀, Route de Kaw, PK37, *piège malaise*, 22.VIII.2006, Odette Morvan leg. (OMCP)
- **1** ♀, Pt. Kapiri, RN2, PK125, *piège vitre*, 17.VIII.2007, Jean Louis Giuglaris leg. (JLGC)

Description de l'holotype

Coloration. – Espèce au tégument noir à l'exception de la partie antérieure et inférieure de la tête, du prothorax et de la partie latérale et apicale de l'abdomen qui sont orangés. Les coxae, les fémurs et la partie basale des tibias sont également orangés. Les antennes sont noires, à l'exception de la partie basale des antennomères II, III et IV, ainsi que la totalité de l'antennomère V et la moitié basale de l'antennomère VI qui sont blanches.

Tête. – Le front est plat, quadrangulaire, grossièrement ponctué. Le bord antérieur du clypeus est droit et légèrement échancré. En arrière de ce dernier démarre un sillon médian longitudinal qui s'étend jusqu'au niveau du bord antérieur du pronotum. Le front se prolonge au niveau des extrémités supérieures latérales jusqu'à l'insertion des antennes. Les apophyses antennaires sont peu développées. Le front est recouvert d'une pubescence blanche clairsemée laissant voir le tégument. Les antennes de 11 articles dépassent l'apex élytral. Ce dernier se situe au niveau du milieu de l'antennomère VII. Le scape cylindrique est sans cicatrice. L'antennomère III mesure environ une fois et demi la longueur du scape. L'antennomère IV est égal au scape. Les antennomères suivants diminuent en taille en direction apicale. La surface des antennomères est recouverte d'une pubescence noire sur les parties noires et blanche sur les parties blanches. La face interne des antennomères montre également une frange de soies dressées noires dont la longueur est égale à deux fois le diamètre d'un antennomère. Les yeux ne sont pas divisés. Les lobes oculaires supérieurs sont formés de 7 ou 8 rangées d'ommatidies. Ces lobes sont séparés par une distance égale à deux fois la largeur d'un lobe. Les lobes oculaires inférieurs sont gros, ils occupent les 2/3 de la gena.

Thorax. – Le pronotum, régulièrement convexe, est légèrement plus large que long. Il présente une faible constriction basale et une constriction apicale peu nette. Les faces latérales montrent une petite gibbosité. La partie supérieure du pronotum noire est parsemée de rares soies claires donnant un aspect grisâtre en lumière rasante. Les faces latérales montrent une bande longitudinale de soies blanches très denses. Le prothorax orangé est recouvert d'une pubescence de soies blanches clairsemées. L'apophyse pro-sternale est étroite, elle s'élargit en arrière des coxae. Les méso- et méta-thorax sont noirs et revêtus d'une pubescence de soies blanches clairsemées. Leurs parties latérales sont recouvertes d'une bande de soies blanches. L'apophyse méso-sternale est 4 fois plus large que l'apophyse pro-sternale, elle se termine en arrière par une échancrure. Le scutellum est presque rectangulaire. Il est parsemé de quelques soies blanches à direction distale.

Elytres. – Les élytres sont plus larges que le pronotum. Leurs bords sont droits. La largeur des élytres diminue légèrement en direction apicale. L'apex tronqué se termine par une courte épine latérale. Les bords sont marqués par une carène simple qui démarre en arrière de la zone humérale pour s'estomper au niveau du dernier cinquième apical. Un léger sillon juxta huméral est présent. L'abdomen noir formé de 5 ventrites est recouvert d'une pilosité blanche plus nette au niveau de leur partie latérale et de l'apex de chacun des ventrites. L'apex du dernier ventrite est légèrement échancré.

Pattes. – Fémurs droits. Tibias linéaires, parcourus par de longues soies dressées. Le dernier article des tarses présente des ongles bifides de longueur égale.

Femelle. – Identique au mâle, les antennes sont plus courtes.

Dimensions (mm). – Holotype. Longueur totale, 7,8 mm ; largeur bihumérale, 2,2 mm.

Derivatio nominis. – Cette espèce est amicalement dédiée à son collecteur Jean Louis Giuglaris pour son engagement incessant à la recherche des Cerambycidae guyanais.

Discussion. – La clé de Martins & Galileo, 2014 conduit à *Adesmus urubu* Galileo & Martins, 1999. Cette espèce en diffère principalement par le pronotum qui est clair chez *A. urubu* et marqué de noir chez *A. giuglarisi.* De même, l'antennomère IV est noir chez la nouvelle espèce tandis qu'il est clair chez *A. urubu*.

Nouvelles localisations

Adesmus albiventris (Bates, 1881)

Espèce décrite du Venezuela.
Materiel examiné : Equateur, Manabi, Montecristi, 14.III.2016, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Adesmus nevisi (Gounelle, 1909)

Espèce donnée du Brésil (CE, MA, MG) et de Bolivie (SC).
Matériel examiné : Paraguay, Canindeyu, Guyra Keha, 10.XII.2021, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Amapanesia exotica Martins & Galileo, 1991

Espèce donnée de Guyane française, du Brésil (AP) et Colombie.
Matériel examiné : Pérou, Loreto, Pavayacu, VIII.2013, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Hilaroleopsis dimidiata (Bates, 1881)

Cette espèce décrite de Colombie, est également donnée du Costa Rica.
Matériel examiné : Panama, Boquete, Volcan Baru, VII.2017, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Isomerida ruficornis Bates, 1866

Espèce décrite du Brésil (AM).
Materiel examiné : Pérou, Loreto, Picuroyacu, III.202, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Olivensa mimula Lane, 1965

Espèce décrite du Brésil, se rencontrant également en Colombie.
Matériel examiné : Pérou, Loreto, Huambé, IX.2022, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Phoebe alba Martins & Galileo, 2004

Espèce décrite de Bolivie.
Matériel examiné : Pérou, Junin, near Mariposa vill., 14-16.XII.2010, V. Syniave coll. (AACP). **Nouvelle localisation**.

Phoebe albaria (Bates, 1872)

Décrite du Nicaragua, cette espèce est également donnée du Costa Rica, Du Panama de la Colombie et de l'Equateur.
Matériel examiné : Pérou, Loreto, PiciroYacu, IX.2020, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Purusia acreana Lane, 1956

Espèce est décrite du Brésil, se rencontrant également en Equateur et Bolivie.
Matériel examiné : Pérou, Loreto, PicuroYacu, I.2020, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Purusiella wappesi Martins & Galileo, 2004

Espèce décrite de Bolivie (SC).
Matériel examiné : Pérou, Satipo, Junin, Rio Tambo, 10.2018, V. Isersky leg. (AACP). **Nouvelle localisation**.

Fig. **10**-**12**. *Adesmus giuglarisi* **sp**. **nov**., holotype. **10**. Vue supérieure. **11**. Vue inférieure. **12**. Tête, vue frontale.

Tabatinga x-littera Lane, 1966

Espèce décrite du Brésil (AM).
Matériel examiné : Pérou, Nauta, XII.2018, local collector (AACP). **Nouvelle localisation**.

Zeale scalaris Pascoe, 1866

Décrite de Colombie, cette espèce se rencontre également au Panama et au Pérou.
Matériel examiné : Venezuela, Merida (Andes 1800 m), 14.III.2002, P. Rouche leg. (AACP**). Nouvelle localisation**.

Références

Aurivillius C., 1923. – Cerambycidae : Lamiinae II. *Coleopterorum Catalogus pars 74* W. Junk & S. Schenkling, Berlin. [vol.23] II : 323 - 704. W. Junk & S. Schenkling, Berlin.

Galileo M.H.M. & Martins U.R., 1999. – O gênero Adesmus (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae, Hemilophini). *Iheringia*, Zoologia, 86 : 77 - 116.

Martins U.R. & Galileo M.H.M., 2004. – Contribuição aos Hemilophini (Cerambycidae, Lamiinae) da Colômbia e do Equador. *Iheringia*, Zoologia, 94(1) : 37 - 44.

Martins U.R. & Galileo M.H.M., 2012. – Seven new species of Cerambycidae (Coleoptera) of South America with the proposal of three new genera. *Zoologia*, 29 (6) : 557 - 562.

Martins U.R. & Galileo M.H.M., 2014a. – Cerambycidae Sul-Americanos (Coleoptera). Taxonomia Volume 13. Subfamilia Lamiinae, Hemilophini Thomson, 1868, Parte I. *Sociedade Brasileira de entomologia*, 13 : 2 - 232.

Martins U.R. & Galileo M.H.M., 2014b. – Cerambycidae Sul-Americanos (Coleoptera). Taxonomia Volume 14. Subfamilia

Lamiinae, Hemilophini Thomson, 1868, Parte II. *Sociedade Brasileira de entomologia*, 14 : 3 - 296.

Monné M.A., 2024. – Catalogue of the Cerambycidae (Coleoptera) of the Neotropical Region. Part II. Subfamily Lamiinae. Disponible sur : http://cerambyxcat.com/Parte2_Lamiinae_2024.pdf (consulté le 07/11/2024).

Tavakilian G.L. & Chevillotte H., 2023. – Titan: base de données internationales sur les Cerambycidae ou Longicornes. Disponible sur : http://titan.gbif.fr/index.html (consulté le 05.11.2024)

Abstract

Audureau A., 2025. – About some new or little-known Hemilophini (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae). *Faunitaxys*, 13(15): 1 – 6.

Three new species of Hemilophini are described: *Quirimbaua peruviensis* **n**. **sp**. from Peru, *Pseudotacocha lacordairei* **n**. **sp**. from Mexico and *Adesmus giuglarisi* **n**. **sp**. from French Guiana. New state records are provided for *Adesmus albiventris* (Bates, 1881) (Ecuador), *Adesmus nevisi* (Gounelle, 1909) (Paraguay), *Amapanesia exotica* Martins & Galileo, 1991 (Peru), *Hilaroleopsis dimidiata* (Bates, 1881) (Panama), *Isomerida ruficornis* Bates, 1866 (Peru), *Olivensa mimula* Lane, 1965 (Peru), *Phoebe alba* Martins & Galileo, 2004 (Peru), *Phoebe albaria* (Bates,1872) (Peru), *Purusia acreana* Lane,1956 (Peru), *Purusiella wappesi* Martins & Galileo, 2004 (Peru), *Tabatinga x-littera* Lane, 1966 (Peru) and *Zeale scalaris* Pascoe, 1866 (Venezuela).

Keywords. – Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae, Hemilophini, *Quirimbaua*, *Pseudotacocha*, *Adesmus*, taxonomy, description, new species, Neotropical region.

Derniers articles publiés

Lourenço W. R. & Velten J., 2024. – New insights on the diversity of the family Chaerilobuthidae Lourenço & Beigel, 2011 with the description of one new genus and species (Scorpiones). *Faunitaxys*, 12(46): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(46)

Platia G. & Konvička O., 2024. – Description of three new species of click beetles (Coleoptera: Elateridae) with an updated catalogue of Elateridae from the Sultanate of Oman. *Faunitaxys*, 12(47): 1 – 11. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(47)

Háva J., 2024. – A new *Mycetophagus* (subgenus *Ilendus* Casey, 1900) species from Iran (Coleoptera: Mycetophagidae). *Faunitaxys*, 12(48) : 1 – 3. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(48)

Lourenço W. R. & Velten J., 2024. – Possible estimation of litter size in palaeoburmesebuthid scorpions from Early Cretaceous Burmite (Chelicerata: Scorpiones). *Faunitaxys*, 12(49): 1 – 4. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(49)

Vives E., 2024. – Lepturinae nuevos o interesantes del sudeste asiático (Coleoptera, Cerambycidae). Notes on Lepturinae (22). *Faunitaxys*, 12(50) : 1 – 9. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(50)

Lapèze J., 2024. – Synthèse des connaissances sur les membracides et les aetalions de Guyane Française (Hemiptera : Auchenorrhyncha : Membracidae, Aetalionidae). Partie I : historique et liste des espèces recensées. *Faunitaxys*, 12(51) : 1 – 35. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(51)

Gereys B., 2024. – Examen critique des synonymies des Vespidae sociaux de France métropolitaine (Hymenoptera : Vespidae) – Partie 2 (Vespinae). *Faunitaxys*, 12(52) : 1 – 39. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(52)

Santos-Silva A., Bezark L. G. & Tejada Hurtado G., 2024. – New records of South American Cerambycidae (Coleoptera), with notes on the authorship of *Homogenes* and corrections in the species-group names of some species. *Faunitaxys*, 12(53): 1 – 8. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(53)

Keith D., 2024. – Redécouverte d'*Anomala papuna* Arrow, 1917, espèce orientale méconnue (Coleoptera: Scarabaeoidea, Scarabaeidae, Rutelinae). *Faunitaxys*, 12(54): 1 – 3 https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(54)

Vincent B., 2024. – Description de trois nouvelles espèces d'altitude appartenant au genre *Amastus* Walker, 1865 (Lepidoptera: Erebidae, Arctiinae). *Faunitaxys*, 12(55) : 1 – 7. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(55)

Lourenço W. R. & Velten J., 2024. – The remarkable diversity of the genus *Chaerilobuthus* Lourenço & Beigel, 2011 with the description of one more new species (Scorpiones: Chaerilobuthidae). *Faunitaxys*, 12(56): 1 – 5. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(56)

Hui Wen, Xin-Yuan Zhang, Shu-Tong Zhang & Hao Xu, 2024. – Distribution of the flower beetle *Pseudodiceros nigrocyaneus* (Bourgoin, 1917) (Coleoptera: Scarabaeidae: Cetoniinae) in Asia with biological notes. *Faunitaxys*, 12(57): 1 – 15. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(57)

Cumming R. T., Engel M. S., Lian Z. & Ulitzka M. R., 2024. – Small, intricate, and beautiful; a new species of lophioneurid from the Cretaceous (Insecta: Thripida: †Lophioneurida). *Faunitaxys*, 12(58): 1 – 10. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(58)

Ythier E. & Lourenço W. R., 2024. – A new species of *Hadrurochactas* Pocock, 1893 (Scorpiones: Chactidae) from the Mitaraka Massif in French Guiana. *Faunitaxys*, 12(59): 1 – 9. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(59)

Háva J., 2024. – *Mycetophagus* (s. str.) *lenkae* **sp**. **nov**. from India: Arunachal Pradesh (Coleoptera: Mycetophagidae), along with new records for *Mycetophagus* (*Mycetophagoides*) *alni* Champion in two states in India. *Faunitaxys*, 12(60) : 1 – 3. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(60)

Herbin D., Giusti A. & Mielke C. G. C., 2024. – Taxonomic revision of the genera *Tamphana* Schaus and *Tuyvae* Orlandin, Piovesan & Carneiro with description of eleven new species (Lepidoptera, Apatelodidae). *Faunitaxys*, 12(61): 1 – 31. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(61)

Niisato T. & Tichý T., 2024. – A new species of the genus *Microdebilissa* Pic, 1925 from West Kalimantan (Coleoptera, Cerambycidae, Cerambycinae, Stenopterini). *Faunitaxys*, 12(62): 1 – 4. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(62)

Moret P., 2024. – Description of new Platynini from the montane cloud forest of Ecuador, with a redefinition of the genera *Glyptolenus* Bates and *Glyptolenoides* Perrault (Coleoptera, Carabidae). *Faunitaxys*, 12(63): 1 – 23. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(63)

Cerda J.-A., 2024. – Corrigenda de *Butlerius* et *Guerinius* (Lepidoptera, Noctuoidea, Erebidae, Arctiinae, Arctiini, Ctenuchina). Quinzième note. *Faunitaxys*, 12(64) : 1. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(64)

Vives E., 2024. – Un nuevo género de Strogylurini de las islas Filipinas. New or interesting Cerambycidae from Philippines (Col.: Cerambycidae; Cerambycinae) (Pars 31). *Faunitaxys*, 12(65) : 1 – 4. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(65)

Vlasak J., Santos-Silva A. & Bezark L. G., 2024. – South American Acanthocinini (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae): description of a new species; transfer of a species from *Urgleptes* to *Lepturges* (*Lepturges*); designation of a lectotype; and corrections. *Faunitaxys*, 12(66) : 1 – 11. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-12(66)

Bollino M. & Racheli T., 2025. – A new taxon of the *Pterourus menatius* complex from West Ecuador (Lepidoptera: Papilionidae). *Faunitaxys*, 13(01): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(01)

Lourenço W. R. & Velten J., 2025. – One more new species for the genus *Cretaceoushormiops* Lourenço, 2018 from Cretaceous Burmite (Scorpiones: Protoischnuridae). *Faunitaxys*, 13(02): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(02)

Lourenço W. R. & Velten J., 2025. – A new species for the genus *Archaeoananteroides* Lourenço, 2016, fossil scorpion from Burmite (Scorpiones: Buthoidea: Buthidae). *Faunitaxys*, 13(03): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(03)

Lourenço W. R. & Ythier E., 2025. – A new cave species of *Isometrus* Ehrenberg 1828 from Myanmar (Scorpiones: Buthidae). *Faunitaxys*, 13(04): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(04)

Platia G. & Pedroni G., 2025. – Five new species and new records of click beetles from Saudi Arabia with an updated catalogue (Coleoptera, Elateridae). *Faunitaxys*, 13(05): 1 – 12. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(05)

Háva J. & Hodeček J., 2025. – Two additional new species of *Cryptorhopalum* (Coleoptera: Dermestidae: Megatominae) from the Dominican Republic. *Faunitaxys*, 13(06): 1 – 5. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(06)

Vitali F., 2025. – The genus *Epicasta* Thomson, 1864 and the limits of the morphological systematics in the study of Lamiinae (Coleoptera Cerambycidae). *Faunitaxys*, 13(07): 1 – 5. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(07)

Ythier E., Sadine S. E., Alioua Y. & Lourenço W. R., 2025. – A new species of *Androctonus* Ehrenberg, 1828 from the Tassili n'Ajjer, Algeria (Scorpiones: Buthidae). *Faunitaxys*, 13(08): 1 – 8. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(08)

Strümpher W. P. & Stals R., 2025. – A world list of known cave- and bat guano-associated Trogidae (Coleoptera: Scarabaeoidea), and further range extension of *Omorgus lindemannae* (Petrovitz). *Faunitaxys*, 13(09): 1 – 11. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(09)

Lourenço W. R. & Velten J., 2025. – Description of a second species for the genus *Serratochaerilobuthus* Lourenço, 2024 (Scorpiones: Chaerilobuthidae). *Faunitaxys*, 13(10): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(10)

Jarzabek-Müller A., 2025. – A new *Idolus* Desbrochers des Loges, 1875 for the Caucasus region (Coleoptera, Elateridae, Pomachiliini). *Faunitaxys*, 13(11): 1 – 6. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(11)

Laguerre M., 2025. – New species of Arctiinae east of the Canal Zone, Panama (Lepidoptera, Erebidae, Arctiinae, Arctiini). *Faunitaxys*, 13(12): 1 – 17. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(12)

Vlasak J., Botero J. P. & Santos-Silva A., 2025. – Cerambycidae and Disteniidae (Coleoptera) from Ecuador: new genus, new species, new records, and correction in species-group names. *Faunitaxys*, 13(13) : 1 – 14. DOI: https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(13)

Vives E., 2025. – Una nueva especie de *Pseudelasma* Breuning, 1968 (Coleoptera, Cerambycidae: Lamiinae). Cerambycidae de Vietnam (Pars 12). *Faunitaxys*, 13(14) : 1 – 2. https://doi.org/10.57800/faunitaxys-13(14)

Faunitaxys est échangée avec les revues suivantes (« print versions ») :

– Annali del Museo Civico di Storia Naturale G. Doria (Italie)
– Boletín de la Asociación española de Entomología (Espagne)
– Boletín de la Sociedad Andaluza de Entomología (Espagne)
– Bollettino del Museo di Storia Naturale di Venezia (Italie)
– Bulletin de la Société linnéenne de Lyon (France)
– Bulletin of Insectology (Italie)
– Heteropterus Rev. Entomol. (Espagne)
– Integrative Systematics (Allemagne)
– Israel Journal of Entomology (Israel)
– Klapalekiana (République Tchèque)
– Koleopterologische Rundschau (Allemagne)
– Memorie del Museo Civico di Storia Naturale di Verona (Italie)
– Nova Supplementa Entomologica (Allemagne)
– Proceedings of the Entomological Society of Washington (USA
– Revue suisse de Zoologie (Suisse)
– Spixiana (Allemagne)
– Zoosystematica Rossica (Russie)

Faunitaxys

Volume 13, Numéro 15, Mars 2025

SOMMAIRE

A propos de quelques Hemilophini nouveaux ou peu connus (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae).

Alain Audureau . . . . . 1 – 6

CONTENTS

About some new or little-known Hemilophini (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae).

Alain Audureau . . . . . 1 – 6

Illustration de la couverture :
Montagne de Kaw (Guyane française), biotope de *Adesmus giuglarisi* **n**. **sp**.

Crédits:

Alain Audureau : Fig. 1-12 & couverture.

Publié par l'Association Française de Cartographie de la Faune et de la Flore (AFCFF)